



دفترچه راهنما

کیت شناسایی و سنجش کیفی

M. tuberculosis باکتری

باروش Real-Time PCR



Doc. #: IFU-TB-01 Doc. Version: 11 Revision Date: 08-02-2023

شماره رفرنس	۳
شرح کیت	۳
اصول	۳
اطلاعات پاتوزن	۳
محتویات کیت	۴
نگهداری و انتقال کیت	۵
نکات احتیاط عمومی	۶
هشدارها و محدودیت‌ها	۷
عوامل تداخلی	۸
کنترل داخلی (Internal Control)	۹
آماده سازی	۹
برنامه دمایی	۱۱
شکل ۴. تنظیمات دستگاه ریل تایم روتورژن	۱۳
آنالیز نتایج Rotor-Gene	۱۴
نشانه‌ها	۱۶
اطلاعات تماس	۱۷

- BONTB-24

شرح کیت

این کیت بر اساس واکنش زنجیره‌ای پلیمرز (PCR) به صورت Real-Time ساخته شده است. این محصول برای تشخیص سویه‌های حاد بیماری سل (*M. bovis BCG*، *M. canetti*، *M. caprae*، *M. microti*)، *M. bovis*، *M. africanum*) کاربرد دارد. نتایج تشخیصی به دست آمده توسط این محصول باید همراه با سایر داده‌های بالینی یا آزمایشگاهی تفسیر شوند.

اصول

تشخیص پاتوژن توسط واکنش زنجیره‌ای پلیمرز (PCR) بر اساس تکثیر مناطق خاص ژنوم باکتری می‌باشد. در واکنش Real-Time PCR محصول تکثیر شده از طریق فلوروسنت شناسایی می‌شوند. مشاهده شدت فلوروسنت در حین واکنش PCR (به صورت Real-Time) تشخیص محصولات در حال تکثیر را بدون نیاز به باز کردن مجدد لوله‌های واکنش پس از اجرای PCR ممکن می‌سازد.

اطلاعات پاتوژن

سل یک بیماری مسری و مزمن است که توسط باکتری میکوباکتریوم توبرکلوسیس (*M. tuberculosis*) ایجاد می‌شود. در سال ۱۹۳۳، این بیماری به دلیل شیوع گسترده در سراسر دنیا، به عنوان یک معضل بهداشت عمومی شناخته شد و تلاش‌ها برای ریشه‌کن کردن آن تاکنون ادامه یافته است؛ هرچند به دلیل مهاجرت افراد بیمار و مقاومت آنتی‌بیوتیکی، این بیماری همچنان به عنوان یکی از مهم‌ترین عفونت‌های واگیردار شناخته می‌شود.

سویه‌های حاد سل از جمله *M. bovis BCG*، *M. canetti*، *M. caprae*، *M. microti*، *M. bovis* و *M. africanum* باعث ایجاد عفونت در ریه و بافت‌های لنفاوی مرتبط می‌شوند. عفونت از طریق تنفس قطرات تنفسی حاوی پاتوژن و توسط افراد مبتلا به سل ریوی فعال منتقل می‌شود. پس از استنشاق، باکتری در کیسه‌های هوایی ریه مستقر شده و از طریق گردش خون لنفاوی و هماتوژن، می‌تواند به سایر قسمت‌های ریه و گاهی سایر اندام‌ها انتشار یابد. شایع‌ترین شکل بیماری سل ریوی

است؛ اگرچه رخداد سایر انواع بیماری مانند سل روده‌ای، استخوانی، مننژیت و غیره نیز گزارش شده است.

عفونت اولیه در ۱۰٪ افراد آلوده و در ۸۰٪ مواقع، طی یک بازه‌ی ۲ ساله، شکل فعال بیماری را ایجاد میکند. در ۹۰٪ باقی‌مانده، سیستم ایمنی عفونت را کنترل میکند و فرد، عفونی یا بدون علائم نیست. تخمین زده می‌شود که یک سوم جمعیت جهان به سل نهفته مبتلا هستند؛ یعنی این افراد آلوده به باکتری هستند، اما هنوز بیمار نشده‌اند و با این حال می‌توانند عفونت را منتقل کنند. در این حالت، باکتری‌های سل میتوانند تا سال‌ها به صورت غیرفعال بمانند. هنگامی که سیستم ایمنی ضعیف می‌شود، عفونت نهفته می‌تواند دوباره فعال شود.

هنگامی که شکل فعال بیماری رخ می‌دهد، علائم (سرفه، تب، تعریق شبانه، کاهش وزن و غیره) ممکن است برای چندین ماه خفیف باشد؛ به همین دلیل ممکن است بیماران برای مراجعه به پزشک تعلل کرده و به این ترتیب بیماری را به دیگران منتقل کنند. در طول یک سال، یک بیمار سل می‌تواند ۱۰ تا ۱۵ نفر را از طریق تماس نزدیک مبتلا کند. در صورت عدم دریافت درمان مناسب، نزدیک به دو سوم بیماران جان خود را از دست خواهند داد. استفاده از تکنیک‌های مولکولی برای تشخیص سریع‌تر، حساس‌تر و اختصاصی‌تر از روش‌های سنتی آزمایشگاهی، امکان بهبود دانش اپیدمیولوژی عفونت و تصمیم‌گیری برای کنترل آن را فراهم می‌کند.

محتویات کیت

Title	24 Tests
	Volume per Vial
TB Master-A	240 µl/tube × 1
TB Master-B	120 µl/tube × 1
Positive Control TB	100 µl/tube × 1
Internal Control	300 µl/tube × 1

جدول ۱. محتویات کیت

نگهداری و انتقال کیت

- ✓ کلیه محتویات این کیت باید در دمای ۲۰- درجه سانتی‌گراد و در تاریکی نگهداری گردد، همچنین به منظور انتقال و جابه‌جایی کیت از یونولیت با درب و یخ خشک استفاده نمایید.
- ✓ نگهداری کیت در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد هیچ‌گاه نباید بیشتر از یک ساعت شود.
- ✓ این کیت نیاز به حمل بر روی بسته‌های یخ‌زده (Frozen Ice Pack) را دارد.
- ✓ همه مواد موجود در کیت تا تاریخ انقضا، همان‌طور که روی برچسب بسته‌بندی محصول مشخص شده است، در شرایط مشخص شده پایدار هستند.
- ✓ از چرخه‌های متعدد ذوب و انجماد (Freeze-Thaw) خودداری کنید زیرا سبب کاهش حساسیت و در نتیجه عدم کارایی کیت می‌شود.
- ✓ از قراردادن مستقیم اجزای کیت در معرض نور، گرما یا رطوبت خودداری کنید.
- ✓ معرف‌ها را قبل از استفاده در دمای اتاق (۱۵ تا ۲۵ درجه سانتی‌گراد) ذوب کنید. پس از ذوب شدن مواد موجود در کیت، لوله‌ها را به طور مختصر سانتریفیوژ کنید تا مطمئن شوید که مواد موجود در کیت به طور یکنواخت مخلوط شده‌اند.

مواد و تجهیزات مورد نیاز که باید توسط کاربر تدارک دیده شود:

۱. کیت استخراج DNA از مایکوباکتریوم
۲. سمپلر قابل تنظیم در اندازه‌های مختلف و نوک سمپلر فیلتردار
۳. سانتریفوژ رومیزی
۴. بلوک خنک‌کننده
۵. وایتکس ۱۰ درصد
۶. گان و دستکش
۷. دستگاه با قابلیت خوانش در کانال‌های فلوروسنت مخصوص Cycling Green, Cycling Orange
۸. نرم‌افزار دستگاه مورد استفاده
۹. استریپ و کپ مناسب دستگاه مورد استفاده

نکات احتیاط عمومی

۱. لطفاً دستورالعمل را با دقت بخوانید و قبل از استفاده محصول با تمام اجزای کیت آشنا شوید و درحین کار دستورالعمل را دقیقاً دنبال کنید.
- ✓ لطفاً قبل از استفاده، ابزارهای Real-Time PCR سازگار را بررسی کنید و فرآیند را با آن‌ها جلو ببرید.
- ✓ از کیت یا اجزای کیت پس از تاریخ انقضا استفاده نکنید.
- ✓ در کیت آزمایش از ماده دیگری استفاده نکنید.
۲. از سرسمپلرهای فیلتردار و RNase & DNase free استفاده کنید.
۳. نگهداری و تخلیص نمونه‌های گرفته شده، باید در محلی کاملاً جدا از محل نگهداری و آماده سازی مسترمیکس صورت پذیرد.
۴. همه مواد مورد نیاز کیت قبل از شروع کار باید به طور کامل در دمای اتاق ذوب شود.
۵. بعد از ذوب شدن، کلیه مواد را به خوبی پیتاژ نمایید و به طور مختصر اسپین کنید. این امر برای جلوگیری از کاهش عملکرد کیت در طی زمان به طور کامل توصیه می‌شود.
۶. تمام مراحل مربوط به تهیه مسترمیکس باید بر روی یخ یا جعبه‌های سرد (Cooling Box) انجام شود. استوک اصلی مربوط به مسترمیکس بعد از برداشتن مقدار مورد نیاز از آن باید به سرعت به فریزر منتقل شود.
۷. هنگام کار با مواد شیمیایی، روپوش مناسب آزمایشگاهی، دستکش یکبار مصرف، و عینک‌های محافظ داشته باشید.
۸. کیت حاوی کنترل مثبت است. برای جلوگیری از آلودگی که ممکن است باعث ایجاد مثبت کاذب شود، کنترل مثبت را از سایر مواد موجود در کیت کاملاً جدا کنید.
۹. PCR بسیار حساس به آلودگی متقابل است، پس فرآیند کار را با دقت انجام دهید.
۱۰. هنگام کار با نمونه‌ها و مواد موجود در کیت، برای جلوگیری از آلودگی، دستکش‌ها باید مرتباً تعویض شوند.
۱۱. از تیپ‌های جداگانه و اختصاصی استفاده کنید. هنگام کار با نمونه‌ها و مواد موجود در کیت از میکروتیپ‌های فیلتردار برای جلوگیری از ورود آلودگی RNA و DNA استفاده کنید.
۱۲. لطفاً لوله‌های PCR را با دو دستکش یکبارمصرف بسته‌بندی کرده و به درستی دور بیندازید. لوله‌های PCR را پس از تکثیر باز نکنید.

۱۳. از استفاده ی مجدد مواد یکبار مصرف پرهیزید.
۱۴. مواد موجود در کیت که بلا استفاده شده اند، کیت استفاده شده و زباله‌ها باید به درستی دور انداخته شوند.
۱۵. پس از آزمایش، محل کار را پاک کنید، پیتها و تجهیزات را با اسپری اتانول ۷۵٪ و وایتکس ۱۰٪ تمیز کنید.

هشدارها و محدودیت‌ها

۱. تمامی مراحل آزمایش باید بر اساس اصول GLP^۱ توسط پرسنل آموزش دیده دارای پوشش حرفه ای و محافظ (PPE)^۲ انجام شود. آزمایش‌های بالینی بر نمونه‌های عفونی باید در هود کلاس دو (Class II Biological Safety Cabinet) در محیط BSL-2 انجام شود. (استفاده از دستورالعمل: Interim Laboratory Biosafety Guideline For Handling and Processing Specimen (Associated)
۲. پیشنهاد می‌شود هود و یا استیشن مورد استفاده قبل و بعد از کار با وایتکس ۱۰ درصد تمیز شود و همینطور بعد از کار لامپ UV زده شود.
۳. پیشنهاد می‌شود آماده‌سازی مخلوط واکنش از فضای اضافه کردن نمونه و کنترل مثبت جدا باشند زیرا ممکن است نتایج مثبت کاذب به وجود آید.
۴. پس از آماده‌سازی مخلوط واکنش، آن را در تاریکی نگهداری نمایید.

^۱ Good Laboratory Practice

^۲ Personal Protective Equipment

کنترل‌ها

۱. کنترل منفی (NTC): همواره یک نمونه کنترل منفی حاوی آب بجای نمونه استفاده شود.
۲. کنترل مثبت (PTC): از کنترل مثبت کیت به جای نمونه در یک واکنش استفاده شود.

نگهداری نمونه‌های گرفته شده

نمونه می‌تواند کمتر از ۸ ساعت در یخچال با محدوده دما از ۲ تا ۸ درجه سانتی‌گراد و برای نگهداری طولانی مدت آن، باید در دمای ۲۰- درجه سانتی‌گراد منجمد شده و نگهداری شود.

تاریخ انقضای کیت

تاریخ انقضای کیت بر روی جعبه محصول درج شده است.

عوامل تداخلی

EDTA (0.5M)، HCl (1N)، دانه‌های سیلیس (1μl)، خون (1μl)، اوره (۴۰ گرم در ۱۰۰ میلی‌لیتر) و بافر لیز عملکرد آزمایش را مهار می‌کنند. وجود مهارکننده در واکنش باژن کنترل داخلی قابل ردیابی است.

خالص‌سازی نوکلئیک اسید

جداسازی اسید نوکلئیک باید توسط کیت‌های استخراج مایکوباکتریوم موجود در بازار مطابق پروتکل‌های جداسازی مواد بالینی خاص انجام شود. مواد نمونه باید از سلول‌های جدا شده از نمونه‌های خلط، مایع BAL، ترشحات نای، مایع مغزی نخاعی، مایع معده، و یا صفاق استخراج شده باشد. کیت استخراج DNA در این کیت گنجانده نشده است.

کنترل داخلی (Internal Control)

این کیت به همراه یک کنترل داخلی برای مصرف کننده نهایی تهیه شده است. این امر به کاربر نهایی اجازه می‌دهد تا هم فرآیند تخلیص را چک کند و هم احتمال وجود مواد مهار کننده PCR را بررسی نماید. به طور کل در این حالت کنترل داخلی موجود در کیت را به مقدار $0.2 \mu\text{l}$ به ازاء هر $1 \mu\text{l}$ از حجم حل کردن نهایی ژنوم باکتری TB اضافه می‌شود. برای مثال اگر ژنوم تخلیص شده از TB را در $50 \mu\text{l}$ آب حل می‌کنیم باید در هنگام تخلیص نمونه به آن $10 \mu\text{l}$ کنترل داخلی اضافه کنیم. به بیان دیگر حجم کنترل داخلی اضافه شده تنها تابعی از میزان الوشن (elution) نهایی می‌باشد. این کنترل داخلی را می‌توان به طور مستقیم به بافر لیز اضافه کرد و یا آن را به مخلوط بافر لیز و نمونه اضافه نمود. این نکته قابل ذکر است که اضافه کردن کنترل داخلی به بافر لیز یا مخلوط بافر لیز و نمونه باید به صورت تازه صورت گیرد. همچنین کنترل داخلی به هیچ عنوان نباید به خود نمونه به صورت مستقیم و در غیاب بافر لیز اضافه شود. همچنین می‌توان کنترل داخلی را تنها در طی مرحله PCR اضافه کرد که در این حال هیچ گونه کنترل بر روی مرحله تخلیص وجود نخواهد داشت. در این حالت $1 \mu\text{l}$ از کنترل داخلی به $15 \mu\text{l}$ از master mix اضافه شده و سپس مقدار $15 \mu\text{l}$ از این مخلوط با $10 \mu\text{l}$ از نمونه تخلیص شده مخلوط می‌گردد. در صورت موفق بودن PCR، کنترل داخلی در $CT < 34$ در کانال نارنجی سیگنال می‌دهد.

آماده‌سازی

۱. ابتدا لوله‌ها را روی رک بیخ بگذارید تا محتویات آن‌ها ذوب شوند و لوله‌های بافر واکنش، پرایمر پروب و کنترل مثبت را به آرامی پیپتاژ و یا ورتکس کنید، سپس اسپین نمایید.
۲. در یک ویال ابتدا به تعداد نمونه‌ها مخلوط مستر میکس آماده نمایید: چنانچه کنترل داخلی (IC) را در زمان استخراج به نمونه‌ها اضافه کردید، به ازای هر نمونه مقدار 10 میکرولیتر از Master-A و سپس 5 میکرولیتر از Master-B اضافه نمایید (جدول ۲). پس از میکس نمودن مسترها در نهایت 15 میکرولیتر به ازای هر نمونه به میکروتیوب واکنش اضافه نمایید.

جدول نحوه آماده سازی واکنش	
TB Master-A	10 μ l
TB Master-B	5 μ l
Total Volume	15 μ l

جدول ۲. آماده سازی مسترمیکس برای نمونه هایی که IC در زمان استخراج اضافه شده است.

۳. چنانچه کنترل داخلی را در زمان استخراج استفاده نکردید و تنها در زمان PCR می خواهید به مسترمیکس TB اضافه کنید، پس از اضافه نمودن Master-A و Master-B به ویال، 1 μ l از کنترل داخلی را نیز به ازای هر نمونه به مسترمیکس خود اضافه نمایید. در نهایت، پس از میکس نمودن مسترها، ۱۵ میکرولیتر از میکس مسترها را به ازای هر نمونه به میکروتیوب واکنش اضافه نمایید (جدول ۳).

جدول نحوه آماده سازی واکنش	
TB Master-A	10 μ l
TB Master-B	5 μ l
IC Control	1 μ l
Total Volume	16 μ l
از 16 μ l به مقدار 15 μ l به ازاء هر نمونه برداشته شود.	

جدول ۳. آماده سازی مسترمیکس برای نمونه هایی که IC در زمان PCR اضافه می شود.

۴. میکروتیوب ها را به منطقه کار با اسید نوکلئیک انتقال دهید، ۱۰ میکرولیتر از کنترل مثبت و ۱۰ میکرولیتر از نمونه های بیمار را به تیوب های مربوطه اضافه نمایید (جدول ۴). سپس تیوب ها را در دستگاه ریل تایم قرار داده و دستگاه را طبق جدول ۵ تنظیم نمایید.

Title	Volume
Master mix	15 μ l
Sample/PTC/NTC	10 μ l
Total Volume	25 μ l

جدول ۴. آماده سازی واکنش

نکته:

۱. در هر بار انجام تست یک لوله به عنوان (NTC) No Template Control باید گذاشته شود. در NTC به جای نمونه استخراج شده از آب استفاده می‌شود که برای کنترل آلودگی واکنش کاربرد دارد.
۲. در نظر داشته باشید که درب ویال کنترل مثبت را تنها در زیر هود آلوده باز کنید.

برنامه دمایی

دستورالعمل برای دستگاه‌های Real-Time PCR دارای کانال Green توصیف شده است. پس از تنظیم کردن دستگاه مطابق برنامه زیر، واکنش را راه اندازی کنید. در صورت استفاده از دستگاه ABI StepOne گزینه رنگ‌رفرنس داخلی (Passive Reference) را حذف کنید. برای آگاهی از نحوه تعریف کانال در دستگاه Rotor Gene به کاتالوگ دستگاه مراجعه کنید. مقادیر دمایی هر قسمت در جدول ۵ آورده شده است.

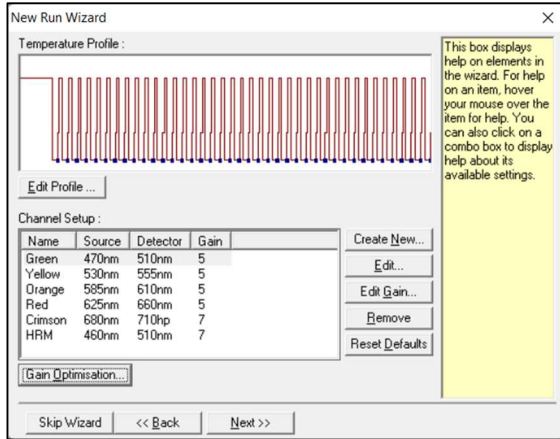
	Temperature	Hold	Cycle
Pre-Denaturation	95 °C	5 min	1
Denaturation	95 °C	20 sec	45
Annealing and Acquisition on Channel Green and Texas RED	58 °C	60 sec	

جدول ۵. برنامه دهی دستگاه ریل تایم

تعریف طیف سنجش فلورسنت در دستگاه ها

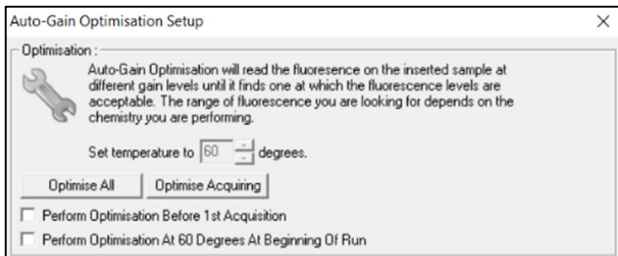
دستگاه Rotor-Gene

بدین منظور در دستگاه Rotor-gene گزینه‌ی Gain Optimization را انتخاب کنید (شکل ۱).



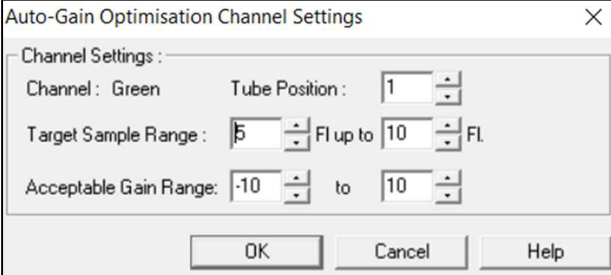
شکل ۱. تنظیمات دستگاه ریل تایم روتورژن

در این صفحه با انتخاب گزینه‌ی Optimise Acquiring برای هر ۲ کانال سبز و نارنجی بازه‌ی Target sample range از ۵ تا ۱۰ (حالت پیش فرض دستگاه) انتخاب شود (شکل ۲).



شکل ۲. تنظیمات دستگاه ریل تایم روتورژن

همچنین Gain دستگاه باید بر مبنای تیوب اول انجام شود (شکل ۳).



Auto-Gain Optimisation Channel Settings

Channel Settings :

Channel : Green Tube Position : 1

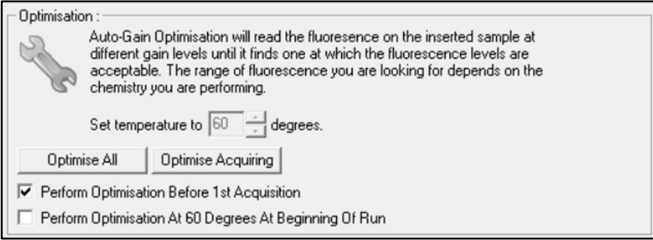
Target Sample Range : 5 Fl up to 10 FL

Acceptable Gain Range: -10 to 10


OK Cancel Help

شکل ۳. تنظیمات دستگاه ریل تایم روتورژن

پس از انتخاب بازه‌ی مناسب برای هر کانال، گزینه‌ی Perform Optimization Before 1st Acquisition را انتخاب کرده، و پنجره را ببندید (شکل ۴).



Optimisation :

 Auto-Gain Optimisation will read the fluorescence on the inserted sample at different gain levels until it finds one at which the fluorescence levels are acceptable. The range of fluorescence you are looking for depends on the chemistry you are performing.

Set temperature to 60 degrees.

Optimise All Optimise Acquiring

Perform Optimization Before 1st Acquisition

Perform Optimisation At 60 Degrees At Beginning Of Run

شکل ۴. تنظیمات دستگاه ریل تایم روتورژن

آنالیز نتایج Rotor-Gene

۱. آنالیز نتایج توسط نرم افزار مربوطه و بر اساس دستورالعمل دستگاه انجام شود. در کانال رنگی سبز، آستانه را در بازه ی 0.02 قرار دهید.

۲. از پنجره Quantitation Analysis گزینه ی Slope Correct را انتخاب نمایید.

در مرحله بعد از قسمت آنالیز باید نتایج را به صورت زیر تفسیر کرد (جدول ۶):

۱. سیگنال فلورسانس در کانال (A.FAM=green) کاملاً مشخص است.

نتیجه تست برای باکتری TB مثبت است و نمونه تخلیص شده از نمونه حاوی باکتری TB بوده است. در این حالت، وجود سیگنال فلورسانس در کانال نارنجی اهمیت ندارد، زیرا در صورت بالا بودن غلظت اولیه ژنوم باکتری TB سیگنال در کانال نارنجی می تواند بسیار ضعیف باشد یا اصلاً وجود نداشته باشد.

۲. هیچ سیگنال فلورسانسی در کانال (A.FAM=Green channel) مشاهده نمی شود. در همین حین سیگنال در کانال نارنجی مربوط به کنترل داخلی دارای منحنی سیگموییدی و CT بین ۲۸ تا ۳۲ می باشد. در این حالت نمونه منفی در نظر گرفته می شود.

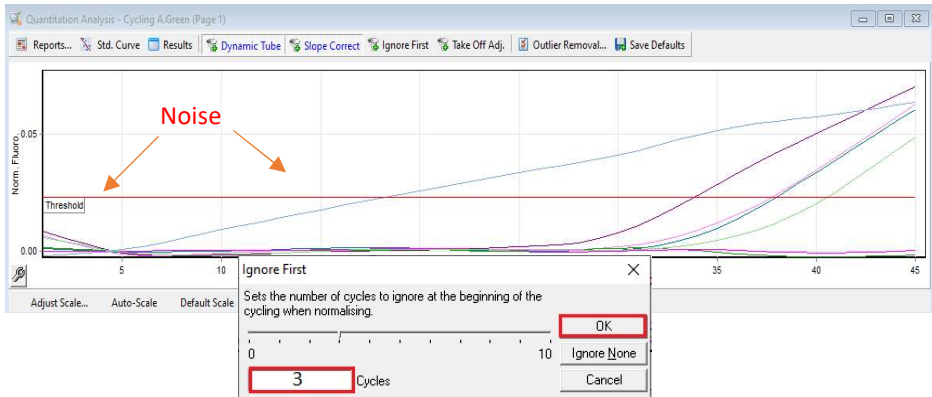
۳. هیچ سیگنال فلورسانسی در کانال A.FAM و کانال Orange قابل مشاهده نیست.

در این حالت هیچ گونه نتیجه گیری در مورد تست نمی توان انجام داد. تست باید دوباره تکرار شود.

Green	Orange	Result
+	-	TB-Positive
-	$Ct \leq 32$	TB-Negative
-	-	Invalid

جدول ۶. تفسیر نتایج

۳- در صورت مشاهده Noise اولیه در نمودار در حالت Linear مطابق شکل ۵، از گزینه‌ی Ignore First، از سیکل ۳-۵ را بسته به Noise مشاهده شده، Ignore نمایید.











شکل ۵. تنظیمات دستگاه در صورت وجود Noise

میزان حساسیت : Analytical Sensitivity

برای تعیین حساسیت تحلیلی کیت Senmurv M. tuberculosis PCR ، یک سری رقت استاندارد از ۱۰ تا ۰٫۱ اسمی معادل ژنوم بر میکرولیتر تنظیم شد و روی Rotor-Gene Q تجزیه و تحلیل شد. ژن مایکوباکتریوم توبرکلوزیس در ترکیب با کیت Senmurv M. tuberculosis PCR در ۳ روز مختلف و در ۸ تکرار آزمایش انجام شد. نتایج با تجزیه و تحلیل پروبیت تعیین شد. حد تشخیص تحلیلی کیت Senmurv M. tuberculosis PCR در دستگاه Rotor-Gene Q = 0.5 Copy/ μ l این به این معنی است که به احتمال ۹۵٪ 5 Copy/reaction شناسایی گردد.

نشانه ها

	InVitro Diagnostic Medical Device	برای مصرف آزمایشگاهی
	Catalog Number	کد کالا
	Batch Number	شماره بیچ تولید شده
	Temprature Limitation	محدودیت دمایی
	Conculta Instructon For Use	مطالعه دستورالعمل
	Content sufficient for <n> tets	تعداد تست
	Use by	تاریخ انقضا
	Manufacturer	آدرس

شرکت فناوری بن یاخته - گروه سین مورو

دفتر مرکزی : تهران، سعادت آباد، خیابان استاد محمدعلی کشاورز (۲۴ متری)، کوچه دوم
شرقی، پلاک ۹، شرکت فناوری بن یاخته

کد پستی : ۱۹۹۷۷۷۵۵۵۵ پشتیبان فنی : ۰۹۳۰۱۸۲۱۶۰۱

تلفن های تماس : ۰۲۱۲۲۰۸۲۱۲۰

Web Site: www.Senmurv.co

Email: info@senmurv.ir